RÉPUBLIQUE FRANÇAIS E



00 042 Cg3

# Brewet d'invention

Certificat d'utilité

### COPIE OFFICIELLE

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le \_\_\_\_\_\_ 1 0 AVR. 2009

Pour le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle Le Chef du Département des brevets

Martine PLANCHE





### BREVET D'INVENTION CERTIFICAT D'UTILITÉ



Code de la propriété intellectuelle - Livre VI

Pour vous informer : INPI DIRECT
No Indigo 0 825 83 85 87

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE page 1/2

10000000000000000000000000000000000000
255222
17. 21. 17.

	0,15 € TTC/rm				H.A. and A. Barrara mains	
Télécopie : 33 (0)1 53 04					siblement à l'encre noire	DB 540 @ W / 03010
REMISE DES PIÈCES DATE 69 INPI L			1 NOI À	M ET ADRESSE DI QUI LA CORRESF	U DEMANDEUR OU DU MAN PONDANCE DOIT ÊTRE ADR	RESSÉE
LIEU	0304263		* BION	MERIEUX		•
N° D'ENREGISTREMENT	330				Propriété Industrielle	
NATIONAL ATTRIBUÉ PAR I	LINPI - 7 AVR. 200	מו	l Dob.			
DATE DE DÉPÔT ATTRIBUÉ PAR L'INPI	E AVN. ZU;	33	Cher	nin de l'Orme		
Vos références pe (facultatif) INHIB			6928	80 MARCY L'ET	OILE	•
		□ NO -41-11-4	- UNDI A I	- 4414.000:0		
	n dépôt par télécopie	N° attribué par		1		
2 NATUREDE	A DEMANDE	Cochez lune des	4 cases	sulvantes		
Demande de b	prevet	X				
Demande de c	certificat d'utilité					
Demande divis	sionnaire					
Domaila aivid	,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,			_		1
ļ	Demande de brevet initiale	N°		Da	te Liliani	_j
ou dema	nde de certificat d'utilité initiale	N°		Da	te Lilia	
	n d'une demande de en Demande de brevet initiale	N°		Da		1
	NVENTION (200 caractères ou			Da	te Liliania	
		r =				<del> </del>
4 DÉCLARATIO	N DE PRIORITÉ	Pays ou organisation   Date	on	l N°	•	
OU REQUÊTE	DU BÉNÉFICE DE	Pays ou organisation	On	-		
LA DATE DE	DÉPÔT D'UNE	Date L	<u> </u>			
DEMANDE A	NTÉRIEURE FRANÇAISE	Pays ou organisation	on .	l N°	<i>~</i> √	
			utres pric	- orités, cochez la	case et utilisez l'imprimé	«Suite»
5 DEMANDEU	R (Cochez l'une des 2 cases)	Personne	morale		Personne physique se	
Nom		bioMérieux				
ou dénominati	ion sociale					
Prénoms		<u> </u>				
Forme juridiqu	16	S.A.	2 0 0 1			
N° SIREN	-	6,7,3,6,2,0,	2 A A A			
Code APE-NAI						<del></del>
Domicile ou	Rue	Chemin de l'Orr				
siège	Code postal et ville	[6   9   2   8   0   M	ARCY L'I	ETOILE		
	Pays	FRANCE				
Nationalité		Française				·····
N° de télépho	ne (facultatif)	04.78.87.53.28			(facultatif) 04.78.87.21.16	
	ronique (facultatif)	catherine.duret				
		S'il y a plus d	l'un dema	indeur, cochez la	a case et utilisez l'imprim	é «Suite»



### BREVET D'INVENTION CERTIFICAT D'UTILITÉ

### REQUÊTE EN DÉLIVRANCE page 2/2



Consular Tree 6000	RESERVED FINDS		1			
DATE 69 INPI	LYON					
LIEU	0304263					
N° D'ENREGISTREMENT						
NATIONAL ATTRIBUÉ PA	R L'INPI			DB 540 W / 210502		
6 MANDATAI	RE (silyallea)					
Nom		DENJEAN				
Prénom		Frédérique				
Cabinet ou S	Société	bioMérieux				
N °de pouvo de lien contr	ir permanent et/ou ractuel	PG 10870				
Adresse	Rue	Chemin de l'Orr	ne			
Auresse	Code postal et ville		ARCY L'ETOILE			
	Pays	FRANCE				
	one (facultatif)	04.78.87.75.70				
<b>*</b>	pie (facultatif)	04.78.87.21.16				
	tronique (facultatif)		an@eu.biomerieux.con			
7 INVENTED	<b>K(B)</b> =	Les inventeurs s	ont necessairement des	personnes physiques		
	eurs et les inventeurs nes personnes			aire de Désignation d'inventeur(s)		
8 RAPPORT	DE RECHERCHE	Uniquement pou	r une demande de breve	t (y compris division et transformation).		
	Établissement immédiat ou établissement différé					
Paiement éc	thelonné de la redevance (en deux versements)	Uniquement pour les personnes physiques effectuant elles-mêmes leur propre dépôt  Oui  Non				
9 RÉDUCTION DES REDEV		Uniquement pour les personnes physiques  Requise pour la première fois pour cette invention (joindre un avis de non-imposition)  Obtenue antérieurement à ce dépôt pour cette invention (joindre une copie de la décision d'admission à l'assistance gratuite ou indiquer sa référence): AG				
	S DE NUCLEOTIDES CIDES AMINÉS	Cochez la cas	e si la description contient	une liste de séquences		
Le support é	lectronique de données est joint					
séquences	on de conformité de la liste de sur support papier avec le tronique de données est jointe					
	z utilisé l'imprimé «Suite», nombre de pages jointes					
OU DU MA (Nom et qu Frédé	E DU DEMANDEUR NDATAIRE palité du signataire) rique DENJEAN eur Brevets	hen on		VISA DE LA PRÉFECTURE OU DE L'INPI		

La loi n°78-17 du 6 janvier 1978 relative à l'informatique, aux fichiers et aux libertés s'applique aux réponses faites à ce formulaire. Elle garantit un droit d'accès et de rectification pour les données vous concernant auprès de l'INPI.

10

15

20

25

30

1

#### DESCRIPTION

Le domaine de l'invention est celui de l'analyse microbiologique par voie biochimique, et en particulier de la détection et de l'identification de microorganismes, tels que notamment de bactéries ou de levures par ensemencement de milieux réactionnels.

Dans le cadre de l'invention, on s'intéresse plus particulièrement à la détection / identification de microorganismes, tels que notamment des bactéries ou des levures, pathogènes ou indicateurs de qualité, que ce soit dans le milieu médical ou le milieu industriel.

Il existe actuellement de très nombreux milieux permettant la détection de ces microorganismes. Cette détection peut être basée notamment sur l'utilisation de substrats particuliers, spécifiques d'une enzyme du microorganisme que l'on souhaite détecter. D'une manière générale, les substrats synthétiques d'enzymes sont constitués d'une première partie spécifique de l'activité enzymatique à révéler, et d'une seconde partie faisant office de marqueur, généralementchromogène ou fluorescent. Ainsi dans le cas des bactéries, par le choix des substrats, selon qu'il y a réaction ou non, il est possible de caractériser la nature d'un microorganisme.

Ainsi, dans le cas de bactéries, les souches d'*Escherichia coli* sont souvent mises en évidence par la révélation d'une activité enzymatique du type osidase telle que l'activité  $\beta$ -glucuronidase ou  $\beta$ -galactosidase. De la même façon, le genre *Listeria* est détecté par la mise en évidence d'une activité  $\beta$ -glucosidase.

Une activité aminopeptidase peut également être utilisée pour révéler un groupe, un genre ou une espèce de bactéries. Ainsi, l'activité alanine-aminopeptidase, par exemple, permet de différencier les bactéries à Gram négatif des bactéries à Gram positif.

Enfin, on peut citer également la détection d'une activité estérase pour notamment la mise en évidence du genre Salmonella. En effet, le genre Salmonella possède des estérases non spécifiques capables d'hydrolyser des substrats synthétiques chromogènes, par exemple indigogéniques. Dans le cas de la détection de salmonelles, et plus généralement dans le cas de bactéries à activité estérase, la détection et/ou l'identification de ces bactéries est classiquement réalisée sur des milieux gélosés ou liquides

10

15

20

25

30

1

d'isolement, qui permettent la détection et/ou l'identification des colonies suspectes de bactéries à activité estérase.

Toutefois, on observe lors de certains prélèvements, notamment de fécès, la libération d'enzymes, non spécifiques du microorganisme que l'on souhaite détecter, et qui peuvent ultérieurement réagir avec le substrat chromogène. Cela induit la présence de faux positifs : certains prélèvements sont considérés comme contaminés alors qu'ils ne le sont pas, ce qui peut avoir des conséquences dramatiques pour le diagnostic ultérieur. Ainsi, dans le cas de la détection de salmonelles mises en évidence par une activité enzymatique de type estérase, il peut se produire une libération d'estérases par des selles, non contaminées par des salmonelles, qui hydrolysent alors le substrat présent dans le milieu de culture, ce qui provoque la libération d'une coloration magenta, normalement spécifique des salmonelles.

La présente invention se propose donc d'améliorer les milieux permettant la détection de microorganismes actuellement commercialisés en limitant la présence de faux positifs.

A cet effet, la présente invention concerne un milieu de détection de microorganismes comprenant un milieu de culture et au moins un substrat qui peut être hydrolysé en un produit marqué par au moins une première enzyme, spécifique desdits microorganismes, caractérisé en ce qu'il comprend au moins un inhibiteur d'au moins une deuxième enzyme, différente de la première enzyme ou identique à celle ci mais non spécifique desdits microorganismes.

Au sens de la présente invention, le terme microorganisme recouvre les bactéries, les levures, et plus généralement, les organismes généralement unicellulaire, invisibles à l'œil nu, qui peuvent être multipliés et manipulés en laboratoire.

Au sens de la présente invention, on entend par milieu de culture, un milieu comprenant tous les éléments nécessaires à la survie et/ou à la croissance de microorganismes. En pratique, l'homme du métier choisira le milieu de culture en fonction des microorganismes cibles, selon des critères parfaitement connus et à la portée de cet homme de l'art. Pour les bactéries, on peut citer à titre indicatif, les milieux sélectifs de type: Mac Conkey, Columbia ANC, PALCAM, Sabouraud Gentamycine-

10

15

20

25

30

Chloramphénicol, et les milieux non sélectifs de type Trypcase soja, milieu nutritif, Sabouraud. Le milieu de culture selon l'invention peut contenir d'éventuels autres additifs comme par exemple: un ou plusieurs substrats enzymatiques par exemple chromogène ou fluorogènes, des peptones, un ou plusieurs facteurs de croissance, des hydrates de carbone, un ou plusieurs agents sélectifs, des tampons, un ou plusieurs gélifiants... Ce milieu de culture peut se présenter sous forme de liquide de gel prêt à l'emploi, c'est à dire prêt à l'ensemencement en tube, flacon, ou sur boite de Petri.

Le substrat est choisi parmi tout substrat pouvant être hydrolysé en un produit qui peut permettre la détection, directe ou indirecte d'un microorganisme. Ce substrat comprend une première partie spécifique de l'activité enzymatique à révéler, et une seconde partie faisant office de marqueur, ci-après appelée partie marqueur, fluorescente ou chromogène. Comme substrat fluorescent, on peut citer notamment les substrats à base d'umbelliférone ou d'aminocoumarine, à base de résorufine ou encore à base de fluorescéïne. Comme substrat chromogène, mieux adapté aux supports solides (filtre, gélose, gel d'électrophorèse), on peut citer notamment les substrats à base d'indoxyl et ses dérivés, et les substrats à base d'hydroxyquinoline ou d'esculétine et leurs dérivés, qui permettent la détection d'activités osidase et estérase. On peut citer également les substrats à base de nitrophénol et nitroaniline et dérivés, permettant de détecter les activités osidases et estérases dans le cas de substrats à base de nitrophénol, et des activités peptidases dans le cas de substrats à base de la nitroaniline. On peut citer enfin les substrats à base de naphtol et naphtylamine et ses dérivés, qui permettent de détecter les activités osidases et estérases par l'intermédiaire du naphtol, et les activités peptidases par l'intermédiaire de la naphtylamine. Ce substrat peut permettre notamment, mais d'une façon non limitative, la détection d'une activité enzymatique telle que l'activité d'une osidase, peptidase, estérase.

Par première enzyme, on entend une enzyme spécifique du microorganisme que l'on souhaite détecter. Cette enzyme peut être notamment, mais de façon non limitative, une osidase, peptidase, estérase, sulfatases, phosphatase...

Par deuxième enzyme, on entend une enzyme, différente de la première enzyme, ou identique à celle ci mais non spécifique du microorganisme que l'on souhaite détecter mais qui est libérée lors du prélèvement de l'échantillon. Cette deuxième enzyme est

susceptible de réagir avec le substrat, ce qui peut induire la présence de faux positifs. Cette enzyme peut être notamment, mais de façon non limitative, une osidase, peptidase, estérase, sulfatases, phosphatase...

Par échantillon, on entend tout type d'échantillon dans lequel on souhaite détecter la présence de microorganismes. Cet échantillon peut provenir notamment, mais de façon non limitative, d'un prélèvement de sang, d'urine, de selles, d'aliments...

Selon un mode préféré de l'invention, le microorganisme est une bactérie, qui appartient préférentiellement au genre Salmonella.

Selon un autre mode préféré de l'invention, ladite première enzyme est une estérase.

10

5

Selon un autre mode préféré de l'invention, l'inhibiteur appartient à la famille des organophosphates, et est préférentiellement le O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate (Paraoxon ethyl, CAS n°311-45-5) ayant la formule suivante :

et/ou le O,O-Di (2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate (Haloxon, CAS n°321-55-1) ayant la formule suivante :

et/ou au moins un dérivé de ces molécules.

5

15

En effet, d'une façon surprenante, les inventeurs ont mis en évidence que l'utilisation de certaines molécules de type Paraoxon® et Haloxon®, qui sont des pesticides de la famille des organophosphates, permettent, une fois incluses dans le milieu de culture, d'inhiber l'expression des estérases libérées par le prélèvement.

La concentration en O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate ou son dérivé dans le milieu de détection est préférentiellement comprise entre 0,1 et 15 mg/l, et encore plus préférentiellement entre 1 et 10 mg/l.

La concentration en O,O-Di(2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate ou son dérivé dans le milieu de détection est préférentiellement comprise entre 1 et 1000 mg/l, et encore plus préférentiellement entre 30 et 100 mg/l.

Selon un mode préféré de l'invention, ledit substrat est un substrat chromogène, préférentiellement un ester d'indoxyl ou de ses dérivés, et encore plus préférentiellement un ester d'indoxyl ayant la formule suivante



avec n compris entre 2 et 12 et W, X, Y, Z sont choisis parmi H, Br, Cl, F, I. D'une façon encore plus préférentielle, le substrat est le 5-Bromo-6-chloro-3-indoxyl caprylate (Magenta C8).

- 5 L'invention concerne également un procédé de détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant :
  - l'ensemencement desdits microorganismes à identifier sur un milieu de détection, tel que définit précédemment,
  - l'incubation du milieu de détection ensemencé avec lesdits microorganismes à identifier, et
  - la détermination de la présence desdits microorganismes par la détection du ou des substrats hydrolysés en un produit marqué.

L'ensemencement des microorganimes, tels que notamment les bactéries ou levures peut être réalisée par toutes les techniques d'ensemencement bien connues de l'homme du métier. De même, l'incubation est réalisée préférentiellement à une température pour laquelle l'activité enzymatique que l'on souhaite détecter est maximale, que l'homme du métier peut choisir aisément selon l'activité enzymatique à détecter. Dans le cas de la détection de l'activité esterasique des salmonelles, l'incubation est préférentiellement réalisée entre 36 et 38°C.

20

25

30

15

10

L'invention concerne enfin l'utilisation du milieu de détection et/ou d'identification tel que défini ci dessus.

Les exemples ci dessous sont donnés à titre explicatif et n'ont aucun caractère limitatif. Ils permettront de mieux comprendre l'invention.

### Exemple 1 : Inhibition des enzymes libres par le paraoxon® éthyl (O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate)

Le but des expériences présentées dans cet exemple est de démontrer l'effet inhibiteur des enzymes libres du paraoxon® éthyl (Riedel-deHaën, St Quentin Fallavier, France) sur des selles contaminées par des salmonelles.

<u>Préparation du milieu de détection</u>: un volume de 250 ml de milieu de détection est préparé à partir d'une poudre de milieu ayant la composition suivante :

	Peptones	6,25 g/l
5	Tris	0,16 g/l
	Lactose	6 g/l
	Sels biliaires	1,5 g/l
	NaCl	5 g/l
	Agar	14 g/l

La fonte est réalisée à 100°C, et le milieu est autoclavé 15 minutes à 121°C. On ajoute ensuite les additifs dans le milieu : Magenta C8 (500mg/l; B-7102, BIOSYNTH, Staad, Suisse); X-glucoside (75 mg/l; B-7250, BIOSYNTH, Staad, Suisse); cefsulodine (10 mg/l; C 4786, Sigma, St Quentin Fallavier, France) et différentes concentrations de Paraoxon® éthyl (O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate; 36186, Riedel-deHaën, St Quentin Fallavier, France; 0; 1; 5 ou 10 mg/l).

Les différents milieux de détection ainsi obtenus sont ensuite coulés en boîte de Petri.

Ensemencement des bactéries Salmonella: 10µl de selles sont déposés sur boîte de Petri, cette suspension de selle est mélangée ou non à 10µl d'une suspension de Salmonella (0,5 McF) et isolée en 3 cadrans sur une boîte de Petri. Différentes selles et différentes souches de Salmonella provenant de la collection de la demanderesse sont utilisées selon ce protocole. Les boîtes de Petri sont incubées 24 heures à 37°C. La lecture de l'apparition d'une coloration au niveau du point de dépôt de la selle et au niveau des colonies de Salmonella est effectuée selon une échelle semi-quantitative :

0 = absence de coloration

0,5 = trace de coloration

1 = coloration faible

2 = coloration forte.

30

20

25

Les résultats obtenus sont présentés dans le tableau 1.

			[Paraoxon éthyl] en mg/l							
			0		1	5		10		
N° souche	N° selle	Dépôt	Colonies	Dépôt	Colonies	Dépôt	Colonies	Dépôt	Colonie	
									s	
absence	1	1	0	0,5	0	0	0	0	0	
	2	0	0	0	0	0	0	0	0	
6006	1	1	2	0,5	2	0	2	0	2	
	2	0	2	0	2	0	2	0	2	
2006	1	1	2	0,5	1	0	1	0	1	
	2	0	2	0	1	0	1	0	1	
1089	1	1	2	0,5	2	0	2	0	2	
	2	0	2	0	2	0	2	0	2	
1053	1	1	1	0,5	1	0	1	0	1	
	2	0	1	0	1	0	1	0	1	

Tableau 1 : Effets du Paraoxon® éthyl (0 ; 1 ; 5 ou 10 mg/l) sur l'activité des enzymes libres

Ces résultats montrent que les réactions enzymatiques aspécifiques sont inhibées fortement en présence de Paraoxon ethyl, ce qui limite la détection de faux positifs.

# Exemple 2: Inhibition des enzymes libres par l'Haloxon® (O,O-Di (2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate)

5

10

15

Le but des expériences présentés dans cet exemple est de démontrer l'effet inhibiteur des enzymes libres de l'Haloxon® (Sigma, St Quentin Fallavier, France) sur des selles contaminées par des Salmonelles.

Préparation du milieu de détection: 250ml du milieu de l'exemple 1 dans lequel le paraoxon® éthyl est remplacé par différentes concentrations d'Haloxon (R276995, Sigma, St Quentin Fallavier, France; 0; 1; 10; 100 ou 1000 mg/l) sont préparés selon le procédé de l'exemple 1.

Les différents milieux de détection ainsi obtenus sont ensuite coulés en boîte de Petri.

<u>Ensemencement des bactéries Salmonella</u>: les boîtes de Petri sont inoculées, incubées et lues comme dans l'exemple 1.

Les résultats obtenus sont présentés dans le tableau 2.

		[Haloxon] en mg/l									
		0			Ĺ	10		100		1000	
N°	N°	Dépôt	Colo-	Dépôt	Colo-	Dépôt	Colo-	Dépôt	Colo-	Dépôt	Colo-
souche	selle		-nies		-nies		-nies		-nies		-nies
absence	1	2	0	1	0	1	0	0,5	0	0	0
	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
6006	1	2	2	1	2	1	2	0,5	2	0	2
	2	0	2	0	2	0	2	0	2	0	2
2006	1	2	2	1	2	1	2	0,5	1	0	0,5
	2	0	2	0	2	0	2	0	1	0	0,5
1089	1	2	2	1	2	1	2	0,5	2	0	2 .
	2	0	2	0	2	0	2	0	2	0	2
1053	1	2	1	1	1	1	1	0,5	1	0	1
	2	0	1	0	1	0	1	0	1	0	1

Tableau 2 : Effets de l'Haloxon® (0 ; 1 ; 10 ; 100 ou 1000 mg/l) sur l'activité des enzymes libres

Ces résultats montrent que les réactions enzymatiques aspécifiques sont inhibées fortement en présence d'Haloxon, ce qui limite la détection de faux positifs.

A noter qu'une variante consiste à ajouter l'inhibiteur dans le milieu de prélèvement des bactéries au lieu de l'ajouter directement dans le milieu de culture

# Exemple 3 : Méthode pour identifier des inhibiteurs d'au moins une deuxième enzyme selon l'invention

15

Cette méthode consiste à effectuer l'expérience des exemples 1 ou 2 en remplaçant :

- i) le milieu de culture décrit (y compris les substrats enzymatiques) par celui approprié aux microorganismes recherchés
- ii) les selles par l'échantillon dans lequel on recherche lesdits microorganismes et qui produit une réaction parasite avec un ou plusieurs des substrats enzymatiques inclus dans le milieu
- iii) le paraoxon® ou l'haloxon® par l'inhibiteur potentiel à tester à différentes concentrations.

#### REVENDICATIONS

1. Milieu de détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant un milieu de culture et au moins un substrat qui peut être hydrolysé en un produit marqué par au moins une première enzyme, spécifique des microorganismes, caractérisé en ce qu'il comprend au moins un inhibiteur d'au moins une deuxième enzyme, différente de la première enzyme ou identique à celle-ci mais non spécifique desdits microorganismes.

000

- 2. Milieu de détection et/ou d'identification, selon la revendication 1, <u>caractérisé</u> en ce que <u>caractérisé</u> en ce que le microorganisme est une bactérie.
  - 3. Milieu de détection et/ou d'identification, selon la revendication 2, <u>caractérisé</u> en ce que ladite bactérie appartient au genre Salmonella.

15

5

4. Milieu de détection et/ou d'identification, selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, caractérisé en ce que ladite première enzyme est une estérase.

20

5. Milieu de détection et/ou d'identification, selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, <u>caractérisé en ce que</u> l'inhibiteur appartient à la famille des organophosphates.

000

- 6. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 5, <u>caractérisé en</u>

  25 <u>ce que</u> l'inhibiteur est le O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate et/ou le O,O-Di

  (2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate et/ou au moins
  un dérivé de ces molécules.
- 7. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 6, <u>caractérisé en</u>

  ce que la concentration en O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate ou son dérivé

15

25

#### REVENDICATIONS

- 1. Milieu de détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant un milieu de culture et au moins un substrat qui peut être hydrolysé en un produit marqué par au moins une première enzyme, spécifique des microorganismes, caractérisé en ce qu'il comprend au moins un inhibiteur d'au moins une deuxième enzyme, différente de la première enzyme ou identique à celle-ci mais non spécifique desdits microorganismes.
- 2. Milieu de détection et/ou d'identification, selon la revendication 1, <u>caractérisé</u> en ce que le microorganisme est une bactérie.
  - 3. Milieu de détection et/ou d'identification, selon la revendication 2, <u>caractérisé</u> en ce que ladite bactérie appartient au genre Salmonella.
  - 4. Milieu de détection et/ou d'identification, selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, caractérisé en ce que ladite première enzyme est une estérase.
- 5. Milieu de détection et/ou d'identification, selon l'une quelconque des revendications l à 4, <u>caractérisé en ce que</u> l'inhibiteur appartient à la famille des organophosphates.
  - 6. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 5, <u>caractérisé en ce que</u> l'inhibiteur est le O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate et/ou le O,O-Di (2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate et/ou au moins un dérivé de ces molécules.
- 7. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 6, <u>caractérisé en</u>

  ce que la concentration en O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate ou son dérivé

#### REVENDICATIONS

1. Milieu de détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant un milieu de culture et au moins un substrat qui peut être hydrolysé en un produit marqué par au moins une première enzyme, spécifique des microorganismes, caractérisé en ce qu'il comprend au moins un inhibiteur d'au moins une deuxième enzyme, différente de la première enzyme ou identique à celle-ci mais non spécifique desdits microorganismes, ladite deuxième enzyme étant libérée lors du prélèvement de l'échantillon.

10

25

30

5

- 2. Milieu de détection et/ou d'identification, selon la revendication 1, <u>caractérisé en ce</u> <u>que</u> le microorganisme est une bactérie.
- 3. Milieu de détection et/ou d'identification, selon la revendication 2, <u>caractérisé en ce</u>

  15 <u>que</u> ladite bactérie appartient au genre Salmonella.
  - 4. Milieu de détection et/ou d'identification, selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, caractérisé en ce que ladite première enzyme est une estérase.
- 5. Milieu de détection et/ou d'identification, selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, <u>caractérisé en ce que</u> l'inhibiteur appartient à la famille des organophosphates.
  - 6. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 5, <u>caractérisé en ce</u> <u>que</u> l'inhibiteur est le O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate et/ou le O,O-Di (2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate et/ou au moins un dérivé de ces molécules.
  - 7. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 6, <u>caractérisé en ce</u> <u>que</u> la concentration en O,O-Diethyl p-nitrophenyl phosphate ou son dérivé dans le milieu de détection est comprise entre 0,1 et 15 mg/l, préférentiellement entre 1 et 10 mg/l.

10

15

20

dans le milieu de détection est comprise entre 0,1 et 15 mg/l, préférentiellement entre 1 et 10 mg/l.

- 8. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 6, <u>caractérisé en ce que</u> la concentration en O,O-Di(2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate ou son dérivé dans le milieu de détection est comprise entre 1 et 1000 mg/l, préférentiellement entre 30 et 100 mg/l
- 9. Milieu de détection et/ou d'identification selon l'une quelconque des revendications 1 à 8 caractérisé en ce que ledit substrat est un substrat chromogène, préférentiellement un ester d'indoxyl ou de ses dérivés
  - 10. Procédé détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant :
    - l'ensemencement des microorganismes à identifier sur un milieu de détection, selon l'une quelconque des revendications 1 à 9,
    - l'incubation du milieu de détection ensemencé avec les microorganismes à identifier, et
    - la détermination de la présence de microorganismes par la détection du ou des substrats hydrolysés en un produit marqué.
  - 11. Utilisation du milieu de détection et/ou d'identification selon l'une quelconque des revendications 1 à 9

dans le milieu de détection est comprise entre 0,1 et 15 mg/l, préférentiellement entre 1 et 10 mg/l.

- 8. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 6, <u>caractérisé en ce que</u> la concentration en O,O-Di(2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7-YL) phosphate ou son dérivé dans le milieu de détection est comprise entre 1 et 1000 mg/l, préférentiellement entre 30 et 100 mg/l
- 9. Milieu de détection et/ou d'identification selon l'une quelconque des revendications 1 à 8 caractérisé en ce que ledit substrat est un substrat chromogène, préférentiellement un ester d'indoxyl ou de ses dérivés
  - 10. Procédé détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant :
    - l'ensemencement des microorganismes à identifier sur un milieu de détection, selon l'une quelconque des revendications 1 à 9,
    - l'incubation du milieu de détection ensemencé avec les microorganismes à identifier, et
    - la détermination de la présence de microorganismes par la détection du ou des substrats hydrolysés en un produit marqué.

20

15

5

11. Utilisation du milieu de détection et/ou d'identification de microorganismes selon l'une quelconque des revendications 1 à 9

- 8. Milieu de détection et/ou d'identification selon la revendication 6, <u>caractérisé en ce</u>

  que la concentration en O,O-Di(2-chloroethyl)-O-(3-chloro-4-methylcoumarin-7YL) phosphate ou son dérivé dans le milieu de détection est comprise entre 1 et
  1000 mg/l, préférentiellement entre 30 et 100 mg/l
- 9. Milieu de détection et/ou d'identification selon l'une quelconque des revendications
  1 à 8 caractérisé en ce que ledit substrat est un substrat chromogène,
  préférentiellement un ester d'indoxyl ou de ses dérivés
- 10. Procédé détection et/ou d'identification de microorganismes comprenant :
  - l'ensemencement des microorganismes à identifier sur un milieu de détection, selon l'une quelconque des revendications 1 à 9,
  - l'incubation du milieu de détection ensemencé avec les microorganismes à identifier, et
  - la détermination de la présence de microorganismes par la détection du ou des substrats hydrolysés en un produit marqué.
- 11. Utilisation du milieu de détection et/ou d'identification de microorganismes selon l'une quelconque des revendications 1 à 9

5

20

15



### **BREVET D'INVENTION**

### **CERTIFICAT D'UTILITÉ**



Code de la propriété intellectuelle - Livre VI 26 bis, rue de Saint Pétersbourg - 75800 Paris Cedex 08

Pour vous informer : INPI DIRECT N° Indigo 0 825 83 85 87 **DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S)** Page N° 1../2...



(À fournir dans le cas où les demandeurs et les inventeurs ne sont pas les mêmes personnes)

rélécopie : 33 (0)1 53	3 04 52 65	Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire	DB 113 @ W / 210103				
Vos référence	es pour ce dossier (facultatif)	INHIBEST					
N° D'ENREGIS	STREMENT NATIONAL	0304263					
TITRE DE L'IN	IVENTION (200 caractères ou esp						
Milieu de déf	tection et/ou d'identification	n de microorganismes	1				
			!				
			•				
LE(S) DEMAN	/DEUR(S):						
			:				
bioMérieux S	<sub>γ</sub> A		ļ				
			!				
I			I				
			!				
DESIGNE(NT)	EN TANT QU'INVENTEUR(	.(S) :					
1 Nom		JAMES					
Prénoms		Arthur					
Adresse	Rue	The Timbers, Hillside Road East					
	Code postal et ville	N   E   6   5   PT , Rothbury, Northumberland - GREAT BRITAIN					
	appartenance (facultatif)						
2 Nom		ORENGA					
Prénoms		Sylvain	<del></del>				
Adresse	Rue	164 route du Suran Saint-André-le-Bas					
	Code postal et ville	0 11161010 Neuville-sur-Ain - FRANCE					
	appartenance (facultatif)						
3 Nom		PERRY					
Prénoms		John					
Adresse	Rue	12 Wolseley Gdns. Jesmond					
	Code postal et ville	IN E 12 HIR Newcastle-upon-Tyne - GREAT-BRITAIN					
	appartenance (facultatif)						
S'il y a plu		plusieurs formulaires. Indiquez en haut à droite le N° de la page suivi du nombre	e de pages.				
DU (DES) OU DU MA	DEMANDEUR(S) ANDATAIRE	le 3 avril 2003.					
(Nom et q	qualité du signataire)	18					
	Frédérique DENJEAN Ingénieur Brevets						

La loi n°78-17 du 6 janvier 1978 relative à l'informatique, aux fichiers et aux libertés s'applique aux réponses faites à ce formulaire. Elle garantit un droit d'accès et de rectification pour les données vous concernant auprès de l'INPI.





### **BREVET D'INVENTION**

### CERTIFICAT D'UTILITÉ Code de la propriété intellectuelle - Livre VI



26 bls, rue de Saint Pétersbourg - 75800 Paris Cedex 08

Pour vous informer : INPI DIRECT

N° Indigo 0 825 83 85 87

DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S) Page N° 2../2..

INV

(À fournir dans le cas où les demandeurs et les inventeurs ne sont pas les mêmes personnes)

Télécopie : 33 (0)1 53 04 52 65		Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire	DB 113 @ W / 210103
Vos références	pour ce dossier (facultatif)		
	REMENT NATIONAL	1NHIBEST 03 04 268	
	ENTION (200 caractères ou es		÷
	ection et/ou d'identification		
Willed de dete	ection evod didentincation	de filicioorganismes	
			İ
LE(S) DEMAND	EUR(S):		
bioMérieux SA	4		
	•		
DESIGNE(NT)	EN TANT QU'INVENTEUR(	S):	
1 Nom		ROGER-DALBERT	
Prénoms		Céline	
Adresse	Rue	2 place des Droits de l'Homme	
	Code postal et ville	10 1 1 1 5 0 Vaux-en-Bugey - FRANCE	
Société d'ap	partenance (facultatif)		
2 Nom			
Prénoms	<del></del>		
Adresse	Rue		•
	Code postal et ville		
	partenance (facultatif)		-
3 Nom			
Prénoms	T		••••••••••••••••••••••••••••••••••••••
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'ap	partenance (facultatif)		
S'il y a plus	de trois inventeurs, utilisez pl	lusieurs formulaires. Indiquez en haut à droite le N° de la page suivi	du nombre de pages.
DU (DES) D OU DU MAI	DEMANDEUR(S) NDATAIRE Palité du signataire)	3 avil 2003	
Frédérique D Ingénieur Bre	ENJEAN \	29M	

La loi n°78-17 du 6 janvier 1978 relative à l'informatique, aux fichiers et aux libertés s'applique aux réponses faites à ce formulaire. Elle garantit un droit d'accès et de rectification pour les données vous concernant auprès de l'INPI.